体外診断用医薬品　　　　　2012 年 12 月改訂（新様式第 1 版）
製品番号 6605015　　　　　承認番号 20900AMY00165000

T 細胞キット／B 細胞キット

サイトスタット／コールタークローン

CD3(IgG1)-FITC/B4-RD1

ご使用に際しては、本添付文書をよくお読みください。

全般的な注意

1.本品は、体外診断用でありそれ以外の目的に使用しないでください。
2.診断は他の関連する検査結果や臨床症状等に基づいて総合的に判断してください。
3.添付文書等に記載した内容以外の方法で使用した場合には、保証しません。
4.ご使用にあたっては、測定装置の取扱説明書をよく読んでから使用してください。

形状・構造等（ｷｯﾄの構成）

構成試薬　モノクローナル抗体（単一試薬）
成分　①抗ヒト成熟 T 細胞マウスモノクローナル抗体 UCHI1（FITC 結合）
　　　②抗ヒト B 細胞マウスモノクローナル抗体 B4（RD1 結合）

FITC（フルオレセインイソチオシアネート）
RD1（フィコエリスリン）＝PE

【対象抗原】

CD3（IgG1）-FITC：CD3（分子量 20/25kD）

CD3 は系統特異的な“Pan-T 細胞”表面抗原で、成熟胸腺細胞と末梢血の T 細胞（インデューサー及びサプレッサ／細胞障害の両方のサブセットを含む）と Natural Killer 細胞の一部にみられます。この抗原は、B 細胞、単球、顆粒球、及び血小板には存在しません。細胞表面に CD3 が発現していない未熟胸腺細胞及びコモン（中期）胸腺細胞でも、細胞質内には CD3 抗原がみられます。

CD3 抗原は T 細胞レセプタ分子と複合体（CD3/Ti または CD3/TCR と表記）を形成しており、Ti（TCR）を介した抗原認識に伴う T 細胞の増殖に必要な活性化シグナルの伝達に必要な分子です。CD3（IgG1）抗体は、末梢血 T 細胞に対してマイトジェン活性を有します。

B4-RD1: CD19（分子量 95kD）

CD19 は分化段階の初期からみられる系統特異的な“pan-B 細胞”表面抗原で、通常は B 前駆細胞から分化段階の終末である形質細胞で消失するまで発現がみられます。末梢血、脾臓、リンパ節、扁桃から分離した B 細胞の 90％以上、及び骨髄細胞の約 5％に発現します。CD19 抗原の造血系における発現は、B 細胞系統に限られ、末梢血の T 細胞、単球、顆粒球、血小板には検出されません。

【クローン】

CD3（IgG1）：UCHT1（CD3（IgG1））

セザリー病患者から得られた末梢血リンパ球及び胸腺細胞で免疫した BALB/c マウスの脾臓細胞と P3/NS1/1-AG4-1 マウスミエローマ細胞の融合細胞から分離

B4：89B（B4）

B 細胞性慢性リンパ球性白血病患者の腫瘍細胞で免疫した BALB/cJ マウスの脾臓細胞と NS/1-AG4 マウスミエローマ細胞の融合細胞から分離

【Ig 構造】

マウス IgG1 H 鎖及びκL 鎖 （CD3（IgG1）、B4 とも）

【細胞毒性】

なし （CD3（IgG1）、B4 とも）

【原料及び精製法】

融合細胞の培養上清よりアフィニティクロマトグラフィで精製
（CD3（IgG1）、B4 とも）

【標識】

FITC：　励起波長 468～509nm、蛍光波長 504～541nm
RD1：　励起波長 486～580nm、蛍光波長 568～590nm

【抗体以外の各種成分と濃度】

1 バイアル 0.5mL 中

BSA	：0.2%
リン酸カリウム	：0.01M
NaCl	：0.15M
NaN3	：0.1%
スタビライザ	

使用目的

T 細胞数、B 細胞数及びそれらの分別比の測定

測定原理

測定方法はフローサイトメトリーを用いた 2 カラー直接免疫蛍光法です。すなわち、本品を T 細胞上の CD3 抗原ならびに CD19 抗原に同時に反応させ、細胞に波長 488nm の励起光を照射して緑色蛍光（FITC）及びオレンジ色蛍光（RD1）を発光させ、それぞれの蛍光を光電子増倍管で増幅し、その電気信号をコンピュータで解析、表示させることにより各抗体陽性細胞の計測を行います。

測定には 4 チャンネル以上の検出器のあるフローサイトメーターを用います。前方散乱光（FS）と側方（90°方向）散乱光（SS）によるスキャッタ・サイトグラム中のリンパ球領域にゲートをかけることにより、自動的にリンパ球のみを計測し、蛍光強度の解析ができます。また、解析細胞数も数千個と多いため、高精度で再現性の良い結果が得られます。

使用するフローサイトメーターは、あらかじめ蛍光のコンペンセーション（FITC と RD1 の蛍光波長のオーバーラップ分の補正）が適切に設定されている必要があります。コンペンセーションの設定は、CYTO-COMP 及び CYTO-COMP CELL（別売）を用いるか、またはシングルカラーのコールタークローン T8-FITC、T8-RD1 など蛍光強度の強い抗体で染色した正常リンパ球を用いて設定してください。コンペンセーションは測定前に必ず行い、測定中もレーザ光軸の再調整や PMT ハイボルテージの再設定等を行った際には修正・確認をする必要があります。

操作上の注意

1. 本品はフローサイトメトリー専用試薬であるので、蛍光顕微鏡には使用しないでください。
2. 本品は全血検体用に調製されています。新鮮または凍結保存した分離単核球検体への使用は不適当です。
3. 抗凝固剤としては、EDTA、ヘパリン等を用いることができますが、いずれの場合でも採血後は室温で保存し、6 時間以内に染色してください。特に白血病細胞等では、保存によって急激に陽性率の低下を来たす場合があるので注意してください。
4. 静脈血検体の場合、細胞のバイアビリティ（生存率）は 90％以上が理想的ですが、異常検体ではこれを下回ることがあります。
5. 溶血不良となるおそれがあるため、検体を試験管に分注する際は試験管の口や壁面に検体を付けないよう注意してください。付着した血液は、綿棒等で取り除きます。
6. 病態と特定の白血球ポピュレーションの変動とは必ずしも一致しないため、測定結果は臨床及び他の診断上データと共に使用します。
7. 有核赤血球、蛋白濃度が異常な場合、ヘモグロビン合成異常では、赤血球の溶血が不完全となる場合があります。この場合、溶血していない赤血球をリンパ球としてカウントするために陽性率が実際よりも低くなるおそれがあるので注意してください。
8. 溶血時間が長すぎると白血球も影響を受けることがあります。
9. サンプルの前処理をイムノプレップで行う場合は、遠心洗浄の操作は不要です。サンプル自動調製システム TQ-Prep を用いることにより、サンプル処理が短時間で簡単にできます。
10. フローサイトメーターのレーザ光軸の設定不良や不適切なゲート設定により、誤った結果が得られる場合があります。
11. 臓器移植等の患者で治療目的に CD3 抗体の投与を受けている場合は、本品による T 細胞の測定に影響することがあるので、CD2、CD5 等他の T 細胞マーカーの分析を併用することをお勧めします。
12. CD3 抗原は、T 細胞に対する特異性が最も高いが、胸腺における T 細胞成熟過程では遅れて発現する成熟 T 細胞マーカーであるため、他の T 細胞マーカーが陽性であっても CD3 は陰性である細胞があるので注意してください。特に未熟 T 細胞由来の白血病／リンパ腫では CD3 が陰性となる例が多いことが知られています。
13. 測定結果の解釈を行う場合には、測定条件及び供血者の年令、性別、喫煙習慣等の影響も考慮してください。
14. 試薬を凍結したり、長時間光にさらすことは避けてください。すべての試薬は使用する前に室温（20～25℃）にもどします。
15. 試薬の外観に変化がみられたり、コントロール検体による測定値に大きな変化がある場合は、試薬の劣化が考えられるので使用しないでください。試薬の正常な外観はピンク色がかった透明な液体です。

用法・用量（操作方法）

【試薬の調製】

モノクローナル抗体試薬はそのまま使用します（1 テストあたり 10μL）。

【その他必要な試薬】

1. TQ-Prep を用いてサンプルの処理を行う場合
　イムノプレップ試薬（Immuno-Prep : TQ-Prep 専用）
　製品番号 7546999　容量 300 テスト

　イムノプレップは以下の 3 つの試薬で構成されています。
　① イムノプレップ A（溶血剤）
　② イムノプレップ B（反応停止剤）
　③ イムノプレップ C（固定剤）

2. コールター全血ライジングキットでサンプルの処理を行う場合

1)コールター全血ライジングキット

製品番号 6603152 容量 300 テスト

イムノライズ※1mL に PBS(下記)24mL を加えます。
フィクサティブ※※はそのまま使用します。

※ イムノライズ:キット中の溶血試薬
※※ フィクサティブ:キット中の固定剤

(医薬用外劇物:9.25%のホルムアルデヒドを含有するため、取り扱いには十分注意してください。)

2)PBS(リン酸緩衝生理食塩水)

PBS バッファ(製品番号 6603369) 1 パックを蒸留水 500mL に溶解します。調製後の pH は 7.2±0.2 で、防腐剤等は含んでいません。

3. コントロール試薬(アイソタイプ・コントロール抗体)

サイトスタット/コールタークローン MslgG1-RD1/MslgG1-FITC
製品番号 6603796 容量 50 テスト(0.5mL)

【検体の採取と調整】

検体には、EDTA、ヘパリン等の抗凝固剤を用いて採血した末梢血を用います。染色に最適な白血球数の範囲は $3 \sim 10 \times 10^3$ 個/mm^3 であるため、白血球数が 10×10^3 個/mm^3 を超える場合は、下記の手順に従って検体を希釈し、3×10^3 個/mm^3 より少ない場合は、遠心して白血球濃縮します。TQ-PREP/イムノプレップ試薬システムを用いて赤血球を溶血する場合は、同一患者の血漿で検体を希釈します。それ以外の溶血剤を用いる場合にはリン酸緩衝生理食塩水(PBS)で希釈します。

注)検体は採血後室温(20~25℃)で保存します。採血後 6 時間以内に操作を開始してください。

【細胞数の調整】

a) 白血球数が多い検体($> 10 \times 10^3$ 個/mm^3)

白血球数			希釈倍率
10~20	$\times 10^3$	:	2 倍
20~30	$\times 10^3$	:	3 倍
30~40	$\times 10^3$	:	5 倍
40~60	$\times 10^3$	:	6 倍
60~100	$\times 10^3$	:	10 倍
100~200	$\times 10^3$	:	20 倍

b) 白血球数が少ない検体($< 3 \times 10^3/mm^3$)

バフィーコート法

(1) 検体を 20~25℃で 500×g、5 分間遠心します。
(2) 白血球の層をパスツールピペットで採取します。この際、すべての白血球を確実に回収するため赤血球及び血漿も一部回収します。
(3) 数回ピペッティングして、十分に懸濁させます。
(4) ユニセル DxH800 等のヘマトロジーアナライザーや血球計算板を用いて細胞濃度を測定します。
(5) 細胞濃度を 10×10^3 個/mm^3 に調整します。1 テストあたり 100μL を用い、以下の操作手順に従って処理します。

【操作方法】

1. イムノプレップ試薬(Immuno-Prep)を用いる場合

イムノプレップ試薬は、TQ-Prep※ 用に Coulter Immunology が開発した溶血試薬キットで以下の 3 つの試薬で構成されています。

① イムノプレップ A(溶血剤)
② イムノプレップ B(反応停止剤)
③ イムノプレップ C(固定剤)

※TQ-Prep:フローサイトメトリー用の多検体サンプル自動調製システム。イムノプレップを組み込み、一定時間ごとに溶血剤、反応停止剤、固定剤を試験管に自動的に分注、攪拌することにより、一度に多検体のサンプル自動処理ができます。

1) モノクローナル抗体反応用と対照用に 12mmφ×75mm の試験管を用意します。
2) それぞれの試験管に全血 100μL を分注します。管壁に付着した血液は綿棒等で取り除きます。
3) モノクローナル抗体試薬10μLを反応用の試験管に加えます。対照用の試験管にはコントロール試薬(サイトスタット/コールタークローン MSlgG1-RD1 または MSlgG1-FITC、別売)を 10μL 加えます。
4) よく攪拌した後、室温で 10 分間反応させます。
5) 試験管を TQ-Prep で溶血・固定処理します。
6) EPICS XL、FC500 または Navios 等のフローサイトメーターを用いてリンパ球領域の蛍光陽性率を測定します。
7) 調製したサンプルは、室温で 2 時間まで保存できます。2 時間を超えるときは 2~8℃で遮光保存します。調製後 24 時間以内に測定してください。

2. コールター全血ライジングキットを用いる場合

1) モノクローナル抗体皮応用と対照用に試験管を用意します。
2) それぞれの試験管に全血 100μL を分注します。管壁に付着した血液は綿棒等で取り除きます。
3) モノクローナル抗体試薬10μLを反応用の試験管に加えます。対照用の試験管にはコントロール試薬(サイトスタット/コールタークローン MSlgG1-RD1 または MSlgG1-FITC、別売)を 10μL 加えます。
4) よく攪拌し、室温で 45 分間反応させます。
5) PBS を 2~3mL 加えて攪拌し、400~450×g、5 分間遠心分離します。
6) 上清を吸引除去します。
7) 溶血剤(キット中の「イムノライズ」を PBS で 25 倍希釈)を 1mL 加えてよく攪拌し、30 秒~2 分間室温で放置します。
8) 溶血が完了(サンプルの透明度が増します)したら、直ちにキット添付の「フィクサティブ」を 250μL 加え、攪拌します。
9) PBS を 2mL 加え、再度攪拌します。
10) 400~450×g、5 分間遠心分離します。
11) 上清を吸引除去します。
12) 9)~11)の操作を繰り返します。
13) PBS を 500μL 加え、よく攪拌します。
14) 以上の処理を行った後、EPICS XL、FC500 または Navios 等のフローサイトメーターを用いてリンパ球領域の蛍光陽性率を測定します。検体はアイスバス中で遮光保存し、速やかに測定を行います。

【絶対数の計算】

CD3(IgG1)陽性細胞及び B4 陽性細胞の絶対数は、Flow-Count(絶対数測定試薬、別売)を併用して簡便かつ高精度に測定できます。また、各サブセットの陽性率と血球数算定(ユニセル DxH800 等を用いる)の結果から次式により計算することもできます。

絶対数(個/mm^3)=総白血球数(個/mm^3)×リンパ球%×陽性率%/10^4

測定結果の判定方法

1. 正しく調整し、適切にゲートをかけたフローサイトメーターを用いて細胞を測定します。
2. TQ-Prep で処理した検体を、ベックマン・コールター社製フローサイトメーター以外の装置(FS を狭角で検出するようなフローサイトメーター)で測定する場合には、TQ-Prep で処理した後に、イオン交換水または蒸留水 0.5mL を試験管に加えます。明瞭な三分画(リンパ球、単球、顆粒球領域)が得られるようにスレッショルドと散乱光のゲインを調整します。
3. リンパ球領域に解析ゲートを設定し、FITC 蛍光(Log スケール)及び Log RD1(PE)蛍光(Log スケール)の 2 パラメータ蛍光ヒストグラムを取得します。
ヒストグラムの縦軸に RD1(PE)蛍光、横軸に FITC 蛍光をとった場合、CD3 陽性率は、Quadrant4[CD3(IgG1)+B4-]のパーセント値となります。同様に、CD19 陽性率は、Quadrant1[CD3(IgG1)-B4+]のパーセント値となります。CD3、CD19 がともに陽性の細胞は、Quadrant 2[CD3(IgG1)+B4+]にプロットされます。

図 1. ヒストグラム例(TQ-Prep で溶血, 遠心洗浄なし)

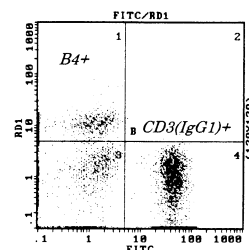
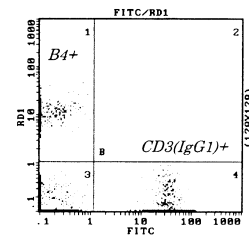



図 2. ヒストグラム例(コールター全血ライジングキットを用いた場合)

【測定条件の確認】

測定条件が正しいかどうかを確認するには、CYTO-TROL(精度管理用陽性コントロール細胞、P/N 6604248)または健常者検体を陽性コントロールとします。正常値は施設ごとに設定してください。

Fc レセプタを介した単球、顆粒球に対する特異結合はリンパ球領域を正しくゲーティングすることで除外できます。検体ごとにサイトスタット/コールタークローン Mo2-RD1/KC56-FITC(CD14/CD45)を測定すると、単球を含まない正しいリンパ球領域のゲーティングが可能となります。

各検体のリンパ球に対する非特異的な抗体の Fc 結合を確認するために適切なコントロール試薬(アイソタイプコントロール抗体)を用います。健常者検体の場合、コントロール試薬の陽性率は通常 1~2%となりますが、腫瘍検体ではより高い値を示すことがあります。コントロール試薬において Quadrant1、2、4 のいずれかで 2%を上回る場合、測定結果は誤差を含んでいるおそれがあります。

【期待値】

自社施設にて、21~95 歳の健常者男女の末梢血(n=159)を本品で測定して得られた CD3(IgG1)、B4 それぞれの陽性率及び陽性細胞絶対数は以下のとおりです。各々の陽性率は、EPICS PROFILE フローサイトメーターでリンパ球領域にゲートをかけて測定しました。リンパ球数をコールターヘマトロジーアナライザーで測定し、各陽性率を掛け合わせて絶対数を算定しました。

	Min	Max	Mean±1SD
CD3(IgG1)陽性率(%)	34	87	71.3±8.2
B4 陽性率(%)	2	26	12.0±4.5
CD3(IgG1)絶対数(個/mm^3)	513	3,301	1,425.5±472.8
B4 絶対数(個/mm^3)	31	802	243.4±126.7

これらはあくまでも期待値の一例であり、施設ごとに期待値を設定してください。

臨床的意義

免疫機構の機能的中心であるリンパ球のうち、T 細胞は骨髄中の幹細胞を起源とし、胸腺における機能的成熟過程を経て末梢血、組織に現れます。T 細胞はその分化成熟段階に、あるいは機能的サブセットに特有の細胞表面抗原を有しています。コールタークローン モノクローナル抗体はこのような細胞表面抗原を検出することによって免疫機構をさらに詳しく解明する目的で、Harvard Medical School の Dr.S. Schlossman の研究グループと Coulter Immunology によって共同開発されました。

ヒト末梢血リンパ球ポピュレーションは T 細胞(胸腺由来)、B 細胞(骨髄細胞)、ヌル細胞の 3 つの細胞タイプから成ります。これらの細胞タイプは顕微鏡検査では形態学的に区別できませんが、細胞膜上の特有な抗原の違いによって同定が可能です。

T 細胞及び B 細胞は免疫機能の中心的役割を果たしています。種々の T 細胞サブタイプが特異的抗原を認識して、エフェクタ機能を発揮したり、細胞性／体液性免疫応答を調節しています。抗原特異的な B 細胞は、T 細胞を介した抗原やマクロファージによる活性化の過程で、抗原特異的な免疫グロブリン(Ig)を産生・分泌する形質細胞へと分化します。

従来、T 細胞、B 細胞は、ヒツジ赤血球のロゼット形成(E-ロゼット法)及び細胞膜免疫グロブリン(SmIg)の検出によって同定されてきました。E-ロゼット法はT細胞に特異的であるものの、光学顕微鏡下でヒツジ赤血球とT細胞の結合を観察し細胞数を数えねばなりません。SmIg による B 細胞の同定・算定も、他の細胞集団に Ig の Fc 部分に対するレセプタに結合した Ig による偽陽性がみられるため、精度に限界があります。

さらに近年、T 細胞及び B 細胞を同定するためのモノクローナル抗体が開発されました。従来の比較的特異性の低いポリクローナル抗体(異種抗血清)に比べ、モノクローナル抗体は各々が異なる T 細胞及び B 細胞の表面抗原を特異的に認識します。これにより、正確で確実なリンパ球測定のみならず、他の細胞マーカー(TdT、HLA-DR 抗原、SmIg)と組み合せて、T 細胞及び B 細胞分化段階の同定も行うことができます。

細胞表面抗原は、細胞の成熟(分化)段階や機能を反映する形で、T 細胞、B 細胞上に発現あるいは消失しています。ある抗原が発現した細胞には、他の表面抗原もその一部または全部が様々な期間発現しています。

T 細胞における"pan-T 細胞"抗原は、CD7(初期前胸腺細胞);CD2;CD5(未熟胸腺細胞);細胞質内 CD3(未熟及び中間型胸腺細胞);細胞表面 CD3(成熟胸腺細胞)というような順序で発現していきます。これに伴って、CD4 と CD8 の同時発現(中間型胸腺細胞)とその後の各々単独の発現(成熟胸腺細胞)がみられます。これらの表面抗原は、末梢血やリンパ組織中の休止期及び活性化 T 細胞まで分化段階を通してその発現が継続します。

B 細胞における"pan-B 細胞"抗原は、CD19(B 前駆細胞／pre-pre-B 細胞): CD20(pre-B 細胞)という順序で発現していきます。CD19、CD20 ともに、一度発現した後、休止期及び活性化 B 細胞やリンパ組織 B 細胞を含む成熟 B 細胞の分化段階まで発現が継続します。どちらも B 細胞分化の最終段階である形質細胞で消失します。

CD21 や CD22 は、末梢血またはリンパ組織の成熟 B 細胞の活性化に伴い消失する「限定 B 細胞表面抗原」です。細胞表面の CD22 発現より早い段階(pre-pre-B 細胞)で、細胞質内に CD22 が検出されます。

"Pan-T 細胞"抗原及び"Pan-B 細胞"抗原に特異的なモノクローナル抗体は、それぞれ成熟 T 細胞及び B 細胞の同定・算定に用いることができます。また、リンパ球の成熟(分化)段階や機能的分類は、特定の細胞表面抗原に特異的なモノクローナル抗体を用いて確定することができます。本品は"Pan-T 細胞"及び"Pan-B 細胞"抗原である CD2 と CD19 にそれぞれ特異的に結合する CD3(IgG1)及び B4 モノクローナル抗体によって、末梢血の T 細胞数及び B 細胞数を測定します。さらに、本品は、同じ全血サンプル中の異なるリンパ球集団を一度に分析することができます。

蛍光抗体法によりリンパ球の分類を行う場合、通常は比重遠心分離あるいは溶血処理により赤血球を除去し、リンパ球分画を回収しています。いずれの方法とも混入した分離液や溶血剤あるいは未反応の抗体を除去するため、撹拌～遠心分離～アスピレーションの操作を繰り返す必要があります。この一連の操作の繰り返しにより、腫瘍細胞や活性化細胞がダメージを受けるおそれがあります。また、アスピレーション操作による細胞の流失も生じます。この問題を解決するため、遠心分離～アスピレーション操作のいらない検体処理法(No Wash 法)が考案され、全血サンプルを No Wash 法で処理する自動前処理システムとして TQ-Prep が開発されています。サイトスタット／コールタークローンはバックグラウンドの蛍光が低く、TQ-Prep による前処理に最適なリンパ球サブセット分析用モノクローナル抗体試薬です。

T 細胞及び B 細胞の割合(陽性率)と陽性細胞数(絶対数)は、既知あるいは未知の疾病下にある患者の免疫機能の評価や、臓器移植後のリンパ球レベルのモニタに有用です。

すなわち、T 細胞及び B 細胞数の異常は、白血球数の減少をきたしている未知の疾患の患者の診断及び予後判定に役立ちます。T 細胞及び B 細胞の分析は、CD4 陽性(インデューサー)T 細胞、CD8 陽性(サプレッサ／細胞障害性)T 細胞、及び CD4/CD8 比と組み合わせることで、後天性免疫不全症候群(AIDS)の病原体であるヒト免疫不全ウィルス(HIV)の感染のような免疫不全症の診断や予後判定にも有用です。T 細胞及び B 細胞の陽性率の変動は、腎、心、肝、肺などの臓器移植に伴って認められ、T 細胞及び CD4 陽性リンパ球数の測定がこれらの細胞集団のモニタリングに有用であることが示唆されます。

性能

【特異性】

① 管理用検体を測定するとき、CD3(IgG1)－FITC, B4－RD1 の陽性率はそれぞれ既知陽性率の±10%以内です。

② 上記①の測定を行ったとき、CD3(IgG1)－FITC および B4－RD1 の両方とも陽性細胞の割合は 2%以内です。

【感度】

被験モノクローナル抗体を用いて上記特異性試験を行うとき、2 倍希釈までは規格を満足する。

【同時再現性】

同一検体を 3 回以上測定するとき、陽性率の CV(変動係数)は以下のとおりである。

CD3(IgG1)－FITC : 5%以下、 B4－RD1: 7%以下

【既承認品との相関】

健常者及び血液学的に異常を認めない外来患者の末梢血全血を検体としたとき、サイトスタット／コールタークローン CD3(IgG1)-FITC/B4-RD1 と他社既承認抗体試薬との相関性は以下のとおり良好でした。

CD3(IgG1)(CD3):	回帰直線	y ＝0.94 x＋5.3
	相関係数	r ＝0.970
B4(CD19):	回帰直線	y ＝0.93x＋0.1
	相関係数	r ＝0.974
検体数(n):	50 検体	

使用上または取扱上の注意

1. 本品はアジ化ナトリウムを 0.1%含んでいます。アジ化ナトリウムは酸性下で有毒なアジ化水素酸を産生するため、取り扱いには十分注意してください。また、アジ化物が金属製の排水管内に蓄積することによる爆発の危険性を避けるため、アジ化物を廃棄する際は、施設で定められた方法に従うか、多量の流水で希釈してください。
2. 検体及び検体に触れた器具類は感染の危険性があるものとして取り扱い、適当な表示、処理をした上で廃棄してください。
3. ピペットを口で吸引しないでください。皮膚や粘膜への検体の接触を避けてください。
4. 保管及びインキュベーション中に試薬を強い光にさらさないでください。
5. 試薬が微生物に汚染されないよう注意してください。
6. 有効期限を過ぎた試薬を使用しないでください。

貯蔵方法、有効期間

貯法: 冷暗所 2～8℃ 有効期間: 18 ヶ月
(使用期限は、ボトルに表示があります)

包装単位

サイトスタット／コールタークローン CD3(IgG1)-FITC/B4-RD1
製品番号 6605015 容量 50 テスト(0.5mL)

主要文献

1. Bernard A, Boumsell L, Dausset J, Milstein C and SchlossmanSF,eds:1984. Leukocyte Typing. New York: Springer-Verlag.p.28,41-42,44,196.
2. McMichael AJ, ed:1987. Leukocyte a Typing lll. Oxford: Oxford University Press. p.38,40,42,43,116,167,170-172,176,199,202,206,302-308,315,475.
3. Reinherz EL, Haynes BF, Nadler LM and Bernstein ID:1986, Leukocyte Typing ll. New York: Springer-Verlag. Vol 2, p.8, 15-20, 37.
4. Reinherz EL and Schlossman SF:1980. The differentiation and function of human T lymphocytes. Cell 19:821-827.
5. Aiuta F Cerottini J-C, Coombs RRA, Cooper M, Dickler HB, Froland S, Fudenberg HH, Greaves MF, Grey HM, Kunkel HG, Natvig J, Preud'homme J-L, Rabellino E, Ritts RE, Rowe DS, Seligmann M,Siegal FP, Stjemsward J, Terry WD and Wybran J:1975. Identification, enumeration and isolation of B and T lymphocytes from human peripheral blood. Intemational Union of Immunological Scienties (IUIS), Report-July 1974. Clin Immunol and Immunopathol 3:584-597.
6. Foon KA and Todd RF:1986. Immunologic classification of leukemia and lymphoma. Blood 68:1-31 .
7. Drexler HG, Gignac SM and Minowada J:1988. Routine immunophenotyping of acute leukemias. Blut 57:327-339.
8. Caligiuri M, Murray C, Buchwald D, Levine H,Cheney P, Peterson D, Komaroff AL and Ritz J:1987. Pheno-typic and functional deficiency of natural killer cells in patients with chronic fatigue syndrome. J lmmnol 139:3306-3313.
9. Reinherz EL, Meuer S, Fitzgerald KA, Hussey RE, Levine H and Schlossman SF:1982. Antigen recong- by human T lymphocytes is linked to surface expression of the T3 molecular complex. Cell 30: 735-743.

10. Meuer SC, Acuto O, Hussey RE, Hodgdon JC, Fitzgerald KA, Schlossman SF and Reinherz EL:1983. Evidence for the T3-associated 90K heterodimer as the T-cell antigen receptor. Nature 303:808-810.
11. Nadler LM, Anderson KC, Marti G, Bates M, Park E, Daley JF and Schlossman SF: 1983. B4, a human B lyrnphocyte-associated antigen expressed on normal, mitogen-activated, and malignant B lymphocytes. J. Immunol. 131:244-250.
12. Benjamini E and Leskowitz S: I991. Disorders of the immune responce:. In: Immunology: A Short Course. Second Edition. New York: Wiley-Liss. p .211 -244.
13. Reinherz EL, O'Brien C, Rosenthal P and Schlossman SF: 1980. The cellular basis for viral-induced Immunodeficiency: Analysis by monoclonal antibodies. J Immunal 125: 1269-1274.
14. Felsenstein D, Carney WP, Iacoviello VR and Hirsch MS: 1985. Phenotypic properties of atypical lymphocytes in cytomegalovirus-induced mononucleosis. J Infect Dis 152: 198-203.
15. Rinaldo CR, Ho M, Hamoudi WH, Gui X and DeBiasio RL: 1983. Lymphocyte subsets and natural killer cell responses during cytomegalovirus mononucleosis. Infect Immun 40: 472-477.
16. Goldstein G, Lifter J and Mittler R: 1982. Immunoregulatory changes in human disease defected by monoclonal antibodies to T lyrnphocytes. In: Monoclonal Antibodies in Clinical Medicine. McMichael AJ and Febre JW, eds. New York, NY: 1 Academic Press. p.39-70.
17. Schmidt RE: 1989. Monoclonal antibodies for diagnosis of immunodeficiencies. Blut 59: 200-206.
18. de Martini RM and Parker JW: 1989. Immunologic alterations in human immunodeficiency virus infection: A review. J Clin Lab Anal 3: 56-70.
19. Fauci AS: 1988. The human deficiency virus: Infectivity and mechanism of pathogenesis. Science 239: 617-622.
20. Taylor MGJ, Fahey JL, Detels R and Giorgi JV: 1989. CD4 percentage, CD4 number and C04:CD8 ratio in HIV infection: How to choose and how to use. J AIDS 2: 114-124.
21. Pedrazzini A, Freedman AS. Andersen J. Heflin L. Anderson K, Takvorian T, Canellos GP, Whitman J, Coral F, Ritz J and Nadler LM: 1989. Anti-B cell monoclonal antibody purged autologous bone marrow transplantation for B-cell non-Hodgkin's lymphoma: Phenotypic reconstitution and B-cell function. Blood 74: 2203-2211.
22. Preijers FWMB, DeWitte T, Wessels JMC, DeGast GC, Van Leeuwen E, Capel PJA and Haanen C: 1989. Autologous transplantation of bone marrow purged in vitro with anti-CD7-(WTl-) Ricin A Immunotoxin in T-cell lymphoblastic leukemia and lymphoma. Blood 74: 1152-1158.
23. Ramos EL, Turks LA, Leggat JE, Wood IG, Milford EL and Carpenter CB: 1989. Decrease in phenotypically defined T helper inducer cells (T4+4B4+) and increase in T suppressor effector cells (T8+2H4+) in stable renal allograft recipients. Transplantation 47: 465-471.
24. Beverly PCL and Callard RE: 1981. Distinctive functional characteristics of human 'T' lymphocytes defined by E rosetting or a monoclonal anti-T cells antibody. EurJ Immunol 11: 329-334.
25. Loken MR, Brosnan JM, Bach BA and Ault KA: 1990. Establishing optimal lymphocyie gates for immunophenotyping by flow cytometry. Cytometry 11 : 453-459.
26. Gebel HM, Lebeck LL, Jensik SC, Landay AL and Bray RA: 1989. Discordant expression of CD3 and T-cell receptor antigens on ylymphocytes from patients treated with OKT3. Transplantation Proceedings 1: 1745-1746.
27. Tunnacliffe A, Oisson C, Traunacker A, Krissensen GW, Karjalainan K and De Le Heta A: 1989. The majority of CD3 epitopes are conferred by the epsilon chain. In Leukocyte Typing IV, White Cell Differentiation Antigens. W Knapp et al. eds, Oxford: Oxford University Press. p. 295-296.
28. Schroeder TI and Chatenoud L: Immunological monitoring during treatment with OKT3. Presented under the auspices of the American Society of Transplant Surgeons. Citation to be filled in when available from authors.
29. Koepke JA and Landay AL: 1989. precision and accuracy of absolute lymphocyte counts. Clin Immunol Immunopathol 52: 19-27.

問い合わせ先

ベックマン・コールター株式会社

〒135-0063　東京都江東区有明三丁目５番７号　TOC 有明ウエストタワー
TEL：0120-566-730　FAX：03-5530-2460

製造販売業者の名称及び住所

ベックマン・コールター株式会社

〒135-0063　東京都江東区有明三丁目５番７号　TOC 有明ウエストタワー